Tokyo, (JP)

١.

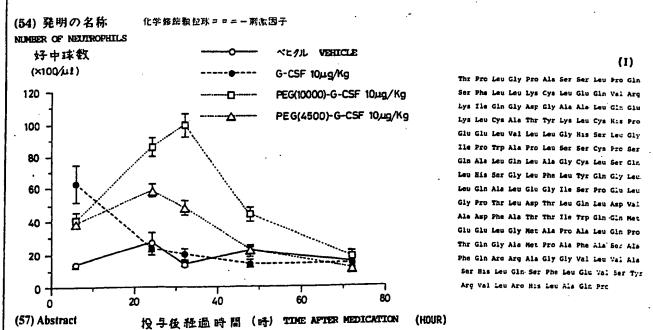


B15

特許協力条約に基づいて公開された国際出願

(11) 国際公開番号 (51) 国際特許分類5 WO 90/06952 C07K 13/00, 3/08, A61K 37/02 A1 (43) 国際公開日 1990年6月28日(28.06.90) PCT/J P89/01292 (21) 国際出願番号 (81) 指定国 (22) 国際出願日 1989年12月22日(22.12.89) AT(欧州特許),BE(欧州特許),CH(欧州特許),DE(欧州特許), ES(欧州特許),FR(欧州特許),GB(欧州特許),1T(欧州特許), (30) 優先権データ JP, LU(欧州特許), NL(欧州特許), SE(欧州特許), US. 特顧昭63/324747 1988年12月22日(22.12.88) J P 1989年7月31日(31.07.89) JΡ 你付公開書類 国際期面報告書 特顯平 1/199176 (71) 出題人(米国を嫁くすべての指定国について) キリン・アムジエン・インコーポレーテッド (KIRIN-AMGEN, INC.) (US/US) カルフォルニア・91320、サウザンド・オークス、 オーク・ケラス・レイン・1900 California, (US) (72) 発明者;および (75) 発明者/出願人(米国についてのみ) 石川リカ (ISHIKAWA, Rika)[JP/JP] 〒189 東京都東大和市高木1-36-2 Tokyo, (JP) 岡田雄治 (OKADA, Yuji)[JP/JP] 钴谷 放 (KAKITANI, Makoto)[JP/JP] 〒371 群馬泉前砂市上小出町391 Gunma, (JP) (74) 代理人 并理士 川口表塩,外(KAWAGUCHI, Yoshio et al.) 〒160 東京都新福区新福1丁目1番14号 山田ビル

(54) Title: CHEMICALLY MODIFIED GRANULOCYTE COLONY STIMULATING FACTOR



This invention provides a chemically modified protein prepared by combining polyethylene glycol with a polypeptide having substantially the following amino acid sequence and comprising the product of manifestation by a host cell of a foreign DNA sequence (1), wherein n is 0 or 1. This protein has a more lasting action of increasing neutrophils than that of the human granulocyte colony stimulating factor (G-CSF) known heretofore.

(57) 要約

本発明は、実質的に以下のアミノ酸配列を有し、外来性DNA配列の宿主細胞による発現産物であることを特徴とするポリペプチドにポリエチレングリコールを結合してなる化学修飾蛋白質:

Thr Pro Leu Gly Pro Ala Ser Ser Leu Pro Gin Ser Phe Leu Leu Lys Cys Leu Giu Gin Vai Arg Lys lie Gin Gly Asp Gly Ala Ala Leu Gin Glu Lys Leu Cys Ala Thr Tyr Lys Leu Cys His Pro Glu Glu Leu Val Leu Leu Gly His Ser Leu Gly Ile Pro Trp Ala Pro Leu Ser Ser Cys Pro Ser Gin Ala Leu Gin Leu Ala Gly Cys Leu Ser Gin Leu His Ser Gly Leu Phe Leu Tyr Gln Gly Leu Leu Gin Ala Leu Giu Giy Ile Ser Pro Giu Leu Gly Pro Thr Leu Asp Thr Leu Gin Leu Asp Val Ala Asp Phe Ala Thr Thr Ile Trp Gin Gin Het Glu Glu Leu Gly Het Ala Pro Ala Leu Gin Pro Thr Gln Gly Ala Het Pro Ala Phe Ala Ser Ala Phe Gin Arg Arg Ala Gly Gly Val Leu Val Ala Ser His Leu Gln Ser Phe Leu Glu Val Ser Tyr Arg Val Leu Arg His Leu Ala Gln Pro

(n=0又は1)

を提供するものである。

この化学修飾蛋白質は、従来のヒト顆粒球コロニー刺激因子 (G-CSF)と比較して、好中球の増加作用がより長く持続 するものである。

情報としての用途のみ PCTに基づいて公開される国際出願のパンフレット第1頁にPCT加盟国を同定するために使用されるコード

AT オーストリア AU オーストリア BB ベルギーフ BE ベルギーフ BF ブルナンア BG マルナンア BG マルナンア CA カナデアフリ CG コスイメルーン DE 西ド

DK デンマーク

ES スペイン FI フィンランド FR フランス GA ガボン GB インス HU ハタリー IT イタリー JP 日本 KP 朝鮮民主主義人民共和国 KR 大中民国 LI リランカ LU ルクセンブルグ MC モナコ

MG マッリー ML マッリー MR モーラング NO フリー NO フリー NO フリー NO フリー SD スクウェー SD ススウェン SE セッチャー ST フリー TT サード TG 米国 - 1 -

明 細 書

化学修飾顆粒球コロニー刺激因子

[技術分野]

この発明は、顆粒球コロニー刺激因子(G - C S F)の化学修飾に関し、この修飾はG - C S F の化学的及び/又は生理学的性質を変え得るものである。

[背景技術]

ヒトGーCSFは、造血促進因子の一つであり、ヒト膀胱癌 細胞系 5637(ATCC HT8-9)の培養液中に存在していることが示されている(ウェルト等:Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A. 82, 1526-1530, (1985))。またこの遺伝子をコードするDNA配列が決定され(特表昭 63 - 500636)、遺伝子組換えによるヒトGーCSFの生産が可能となっている。

ヒトG-CSFは、通常の造血障害の治療や化学療法又は放射線療法による造血障害の治療・骨髄移植時或は創傷治癒熱症治療及び細菌性炎症治療に有効である(ウェルト等;前述)。

一方、一般に生理活性蛋白質を投与した時に、生体内におけ

るクリアランスが速いために、その薬効が短時間しか得られないことがある。また、蛋白質の疎水性が高い場合には、その安 定性に問題が生じる場合がある。

この様な血中停滞時間の延長や安定性の改善、或は抗原性の消失を目的として、ポリエチレングリコールで生理活性蛋白質を修飾する方法が知られている。例えば、特表昭 62 - 28 9 5 2 2 では、ポリエチレングリコール等で修飾したTNFの免疫原性の低下について開示されている。また、特表昭 62 - 50 3 1 7 1 では、ポリエチレングリコール等で修飾したIL-2 ,IFN-βの水溶中での凝集性の低下・血中半減期の延長・免疫原性の減少が開示されている。この他にもプラズミノーゲン活性化因子(特表昭 63 - 60 9 3 8)やIL-2 ,IFN- 7,SOD(特表昭 63 - 12 6 9 0 0)で、ポリエチレングリコール修飾による血中半減期の延長或いは抗原性、免疫原性の消失が開示されている。

しかし、いずれの場合も、ヒトG-CSFにポリエチレングリコールを修飾させたときに予想される生物学的活性、薬理動 撃の改善効果については開示されていない。

ヒトG-CSFを体内に投与した時、生体内における血中停

滞時間を延長し、その結果、期待し得る薬効の持続性をより高めることが望まれている。更には、白血球減少時におりる白血球の回復をより早めるようなヒトG-CSFが望まれている。 【発明の開示】

ヒトG・CSFにおけるこの様な問題を解決すべく、本発明者等は検討を重ねた結果、ポリエチレングリコールをヒトG・CSFに結合させることによって、上記課題を解決できることを見出し、本発明に到達した。

本発明におけるヒトG-CSFは、遺伝子組換えによって大陽菌、動物細胞等の宿主を形質転換して得た形質転換体から産生せしめ単離精製して得られたものであればいずれのものでも使用することができる。

しかし、それらの中でも純度良く均質大量に入手できる、実質的に次のアミノ酸配列を有する遺伝子組換え大腸菌により産生されたヒトG-CSFが特に好ましいものである。

- 4 -

(Met)n

Thr Pro Leu Gly Pro Ala Ser Ser Leu Pro Gln Ser Phe Leu Lys Cys Leu Glu Gin Val Arg Lys Ile Gin Gly Asp Gly Ala Ala Leu Gin Glu Lys Leu Cys Ala Thr Tyr Lys Leu Cys His Pro Glu Glu Leu Val Leu Leu Gly His Ser Leu Gly Ile Pro Trp Ala Pro Leu Ser Ser Cys Pro Ser Gin Ala Leu Gin Leu Ala Gly Cys Leu Ser Gin Leu His Ser Gly Leu Phe Leu Tyr Gln Gly Leu Leu Gin Ala Leu Giu Giy Ile Ser Pro Giu Leu Gly Pro Thr Leu Asp Thr Leu Gln Leu Asp Val Ala Asp Phe Ala Thr Thr Ile Trp Gln Gln Het Glu Glu Leu Gly Met Ala Pro Ala Leu Gln Pro Thr Gin Gly Ala Met Pro Ala Phe Ala Ser Ala Phe Gin Arg Arg Ala Gly Gly Val Leu Val Ala Ser His Leu Gln Ser Phe Leu Glu Val Ser Tyr Arg Val Leu Arg His Leu Ala Gln Pro

(n=0又は1)

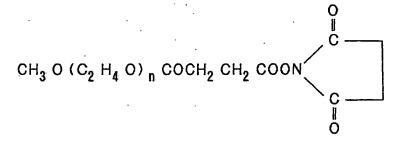
上記のヒトGーCSFは、例えば特表昭63-500636に開示の方法に従い得ることができる。ここで「実質的」とは、アミノ酸配列が同一である場合の他に、天然ヒトGーCSF蛋白との間に有害な機能的非類似性を生じさせないような1以上のアミノ酸変化(即ち欠失、付加、挿入、置換)を含み得ることを意味する。

更に好ましくは、実質的に前記のアミノ酸配列を有するポリペプチドにおいて、少なくとも1つ以上のリジン残基、或いは少なくとも1つ以上のアスパラギン酸残基かグルタミン酸残基を持つものを使用する。

本発明において前記ヒトGーCSFとポリエチレングリコールとは、ポリペプチドのアミノ酸残基を介して互いに共有合している。該残基は遊離アミノ基或いは遊離カルボキシル基等を有する任意の反応性アミノ酸であり、活性化されたポリエチレングリコールの反応性基がこれら遊離アミノ基或いは下まりであり、強力を有するアミノ酸がアミノ酸残基が、遊離カルボキシル基を有するアミノ酸残基としてはアスパラギン酸・ガルタミン酸或いはC末端アミノ酸残基が、それぞれ挙げられる。

使用するポリエチレングリコールの分子量は特定のものに限定される必要はないが、通常約 500~20,000、好ましくは約4,000~10,000のものが用いられる。

ポリエチレングリコールは、末端反応性基(スペーサー)を介してヒトG-CSF上に結合される。スペーサーを有するポリエチレングリコールを、活性型ポリエチレングリコールと称する。スペーサーは、例えば遊離アミノ基とポリエチレングリコールとの結合を仲介するもの等が挙げられる。遊離アミノ基と結合する活性型ポリエチレングリコールとして、例えば次式で表される、



ポリエチレングリコールのコハク酸エステルをN-ヒドロキシスクシニルイミドにより活性化したN-ヒドロキシスクシニル・イミドポリエチレングリコートが使われる。また、遊離アミノ基と結合するその他の活性型ポリエチレングリコールとしては

- 7 -

次式で表される、

$$C\ell \stackrel{N}{\longleftarrow} \begin{array}{c} O-(CH_2 CH_2 O)_n -CH_3 \\ N \\ N \\ O-(CH_2 CH_2 O)_n -CH_3 \end{array}$$

ポリエチレングリコールモノメチルエーテルと塩化シアヌール ** 酸より合成される 2, 4-ビス(0-メトキシポリエチレングリコール)-6-クロル - *s*-トリアジンが挙げられる。

また、遊離カルポキシル基と結合する活性型ポリエチレング
リコールとしては、例えば次式で表される、

H2NCH2CH2CH2O(C2H4O)nCH2CH2CH2NH2

ポリオキシエチレンジアミンが使われる。

共有結合修飾反応は、生物学的に活性な材料を活性型ポリエチレングリコールと反応せしめるために一般に使用される適当な任意の方法により実施し得る。ヒトG-CSF上の反応性アミノ酸が遊離アミノ基を有するアミノ酸残基である場合には好ましくはpH 7.5~10.0において行われる。該反応は、例えばリ

ン酸塩、ホウ酸塩等の緩衝液中pH 7.5~10.0、温度 4~37℃で1~5時間行う。ヒトG-CSFの遊離アミノ基に対し、活性型ポリエチレングリコールを1~200 倍モル量、好ましくは 5~50倍モル量用いる。一方、ヒトG-CSF上の反応性アミノ酸が遊離カルボキシル基を有するアミノ酸残基である場合には、好ましくは pH 3.5~5.5 において行われ、例えばポリオキシエチレンジアミンを活性型ポリエチレングリコールとして使用する反応では、 pH 4.0~5.0 でカルボジイミド存在下、温度 4~37℃で1~24時間行う。ヒトG-CSFの遊離カルボキシル基に対し、活性型ポリエチレングリコールを1~200 倍モル量用いる。

なお、アミノ酸残基の修飾率は、上記の活性型ポリエチレングリコールの使用量の範囲により、その使用量に応じ自由に変動させることができる。

所望により、反応液は、透析・塩析・限外ろ過、イオン交換クロマトグラフィー、ゲルろ過、電気泳動など、通常の蛋白質の精製法で精製し、目的とするポリエチレングリコール修飾ヒトG-CSF、即ち本発明の化学修飾蛋白質を得ることができる。特にイオン交換クロマトグラフィーは、ポリエチレングリ

コール及びヒトG-CSFの除去に有効である。

本発明のポリエチレングリコール修飾ヒト G - C S F は、 (おそらくその体内でのクリアランスが延びるため)薬理作用 の持続時間が長くなっている。更には、白血球減少時における 白血球の回復をより早めることが認められている。

本発明のポリエチレングリコール修飾ヒトGーCSFは、未修飾ヒトGーCSFと本質的に同様の生物学的活性を有しているため、未修飾ヒトGーCSFと同様の用途に有効である。即ち、好中球を増加させるという生物学的活性により、通常の造血障害の治療に加えて、化学療法又は放射線療法による造血障害の治療、骨髄移植時或いは感染症治療に有効である。

ポリエチレングリコール修飾ヒトG-CSFは、医薬上許容可能な希釈剤、等張化剤、 pH調整剤等と調合することにより、 患者に投与可能な製剤として用いることができる。

ポリエチレングリコール修飾ヒトGーCSFを有効成分とする製剤の投与方法は、治療目的に応じて変化し得るが、皮下、筋肉内及び静脈への注射、或いは経口によって実施される。投与量は、その対象となる疾患及び患者の病状に合わせて決めることができるが、注射の場合はヒトGーCSF重量として通常

成人一人当たり 0.1 μg ~ 5 mg 、経口の場合には同じく 0.1 mg ~ 5 g を投与することができる。

[図面の簡単な説明]

第1図はポリエチレングリコール修飾ヒトG~CSFのSDS-PAGEゲルのスキャニングパターンを示す。ヒトG-CSFのアミノ基に対する活性型ポリエチレングリコールのモル比が、夫々(a)0,(b)1,(c)5,(d)10,(e)50で得られた生成物を示す。未修飾ヒトG-CSFは、19K(※印のピーク)である。

第2図はヒトG-CSF及びポリエチレングリコール修飾ヒトG-CSFを投与後のマウスの好中球の変化を示す。尚、図中の各点は6匹のマウスについて得られた平均値±標準偏差を示す。

第3図はシクロホスファミド投与マウスの好中球減少に対するヒトG-CSF及びポリエチレングリコール修飾ヒトG-CSFの効果を示す。尚、図中の各点は6匹のマウスについて得られた平均値土標準偏差を示す。

第4図は 5-フルオロウラシル投与マウスの好中球減少に対 するヒトG-CSF及びポリエチレングリコール修飾ヒトG-

- 11 -

CSFの効果を示す。尚、図中の各点は6匹のマウスについて 得られた平均値±標準偏差を示す。

第 5 図はヒトG-CSF(♠)及びPEG(10000) G-CSF(○)の血清中における消失半減期を示す。尚、図中の各点は 3 匹のラットについて得られた平均値±標準偏差を示す。

[発明を実施するため最良の形態]

以下の実施例で本発明を具体的に説明するが、本発明はこれらによって制限されるものではない。

実施例 1

PEG (4500) G-CSFの作成

修飾に用いたヒトG-CSFは、遺伝子組換え技術によって 発現させたもので(特表昭 63-500636)、次のアミノ酸配列よりなるポリペプチドである。

Met Thr Pro Leu Gly Pro Ala Ser Ser Leu Pro Gln Ser Phe Leu Leu Lys Cys Leu Glu Gln Val Arg Lys Ile Gln Gly Asp Gly Ala Ala Leu Gln Glu Lys Leu Cys Ala Thr Tyr Lys Leu Cys His Pro Glu Glu Leu Val Leu Leu Gly His Ser Leu Gly Ile Pro Trp Ala Pro Leu Ser Ser Cys

Pro Ser Gin Ala Leu Gin Leu Ala Giy Cys Leu Ser Gin Leu His Ser Giy Leu Phe Leu Tyr Gin Giy Leu Leu Gin Ala Leu Giu Giy Ile Ser Pro Giu Leu Giy Pro Thr Leu Asp Thr Leu Gin Leu Asp Val Ala Asp Phe Ala Thr Thr Ile Trp Gin Gin Het Giu Giu Leu Giy Het Ala Pro Ala Leu Gin Pro Thr Gin Giy Ala Het Pro Ala Phe Ala Ser Ala Phe Gin Arg Arg Ala Giy Giy Val Leu Val Ala Ser His Leu Gin Ser Phe Leu Giu Val Ser Tyr Arg Val Leu Arg His Leu Ala Gin Pro

ポリエチレングリコールは、平均分子量が約4,500 のポリエチレングリコールのコハク酸エステルをN-ヒドロキシスクシニルイミドにより活性化したN-ヒドロキシスクシニルイミドポリエチレングリコート(活性型PFG)(日本油脂製)を使用した。

ヒトG - C S F を、 0.25 M ホウ酸ナトリウム緩衝液 (pH 8.0)中で、活性型 P E G と 4 ℃で 1 時間反応させた。活性型 P E G量は、ヒトG - C S F 中の遊離 アミノ基に対して 1~50倍量を

用いた。生成物は、予め 10mm NH4 HCO3 で平衡化させた Sephadex G25で緩衝液交換をした後、DEAEイオン交換クロマトグラフィーを用いて、種々の形のポリエチレングリコール修飾 ヒトGーCSF(PEG修飾ヒトGーCSF) を試薬及び必要 に応じ未反応ヒトGーCSFから分離した。以降、この反応で得られたPEG修飾ヒトGーCSFを、PEG(4500) GーCSFという。

実施例 2

PEG (4500) G-CSFの特徴付け

実施例1で作成したPEC(4500)G-CSFの特徴付けを、 未修飾アミノ基数及びSDS-PAGEによる分子量の推定に よって行なった。

未修飾アミノ基数の測定は、Habeeb等の方法(Anal. Biochem., 14, pp 328-336, (1966)) に従って、 4% NaHCO₃ 中で 0.1% TNBSと反応させ、335nm の吸光度を測定することによって行なった。

また一方、反応物の分子量の特徴付けは、SDS-PAGE (16% ゲル、CBB染色)上で行なった。反応物を、Laemliの 方法 (Nature, <u>227</u>, pp680, (1970))に準じてSDS-PAG Eを行い、CBB染色を行なった。染色の後に、各ゲルの各レーンのスキャニングを行なった。測定には島津クロマトスキャナ (CS-930)を用いた。

ヒトG-CSFのアミノ基に対する活性型PEGの比率が増加するにつれて、修飾の程度が増加した。活性型PEGグバンド(19K)の他に、約26Kの見かけの分子量を有する1本のバンドが認められた。また、活性型PFGグアミノ基が5及びそれ以上の試料では、上記のバンドの他に更に大きな分子量を有するパンドが認められた。スキャニングの結果より、各試料について各バンドの含有率を求めた(表1)。この結果と未修飾アミノ基平均個数(表1)とを考え合わせると、26Kのバンドを示すものはヒトG-CSFに1分子の活性型PEGが結合したものであると推定された。

- 15 -

	表 1	PΕ	<u>G (</u>	4500)	G-CSFの	特徴付け
		分子	皨 分	布 (%)	被修飾	未修飾NH2基
	PEG/NH ₂	19K	26 K	3 4 K	NH ₂ 基(%)	平均個数
•	1	86	12		5	4.8
	2	68	31	1	15	. 4.3
	3	56	42	2	15	4.3
	4	36	4 8	16	2 0	4.0
	5	3 1	49	20	2 7	3.7
	6	25	5 0	2 5	27	3.7
	7	20	50	28	27	3.7

また、イオン交換クロマトグラフィーから溶出された画分の SDS-PAGEのパターンにより、より修飾された分子種ほど早く溶出し、最後に溶出された画分が未修飾ヒトG-CSFであることがわかった。

更に活性型PEG/アミノ基を増加させた場合も含めた、S DS-PAGEのスキャニング図を、図1に示した。

実施例 3

PEG(10000) G-CSFの作成

修飾に用いたヒトG-CSFは、実施例1に示したものと同じである。ポリエチレングリコールは、ポリエチレングリコールは、ポリエチレングリコールモノメチルエーテルと塩化シアヌール酸より合成された下式に示す平均分子量約10,000の活性型ポリエチレングリコール(活性型PEG2)(生化学工業製)を使用した。

$$C\ell \stackrel{N}{\longleftarrow} \begin{array}{c} O- (CH_2 CH_2 O)_n - CH_3 \\ N \\ N \\ O- (CH_2 CH_2 O)_n - CH_3 \end{array}$$

ヒトGーCSFを、0.25Mホウ酸ナトリウム緩衝液(pH10.0)中で、活性型PEG2と室温で1時間反応させた。活性型PEG2量は、ヒトGーCSF中の遊離アミノ基に対して5倍量を用いた。生成物は、予め 10mM NH4 HCO3 で平衡化させた Sephadex G25で緩衝液交換をした後、DEAEイオン交換クロマトグラフィーを用いて、PEG修飾ヒトGーCSFを試薬及び未反応ヒトGーCSFから分離した。実施例2と同様にSD

S - P A G E 上にて分子量の推定を行ったところ、平均分子量は 45 K であり、その分布は 30 K (10 %)。 40 K (70 %) 及び 66 K (20 %) であった。この反応で得られた P E G 修飾ヒト G - C S F を、以降、 P E G (10000) G - C S F という。

更に、ヒトG-CSFを 0.25 M ホウ酸ナトリウム 緩衝液(pH 10.0)中で、活性型PFG2と室温で 2 時間反応させた。活性型PEG2量はヒトG-CSF中の遊離アミノ基に対して 10 倍量を用いた。生成物は予め 10 m M N H 4 H C O 3 で 平衡化させた Sephadex G25で緩衝液交換をした後、DEAEイオン交換クロマトグラフィーを用いてPEG修飾ヒトG-CSFを分離した。実施例 2 と同様にSDS-PAGE上にて分子量の推定を行なったところ、分子量は30 K であり、これは、ヒトG-CSFに1分子の活性型PEGが結合したものであると推定された。

また、同様にヒトG-CSF中の遊離アミノ基に対して 50倍 量のPEG2を用いて反応させ、PEG修飾ヒトG-CSFを 分離した。同様にして分子量の推定を行ったところ、平均分子 量は 51 K であり、その分布は 40 K (58%)、66 K (42%)であった。

<u>実施例 4</u>

PEG (4000) G-CSFの作成

ヒトG-CSF中の遊離カルボキシル基へポリエチレングリコールを共有結合させたPEG修飾ヒトG-CSFを作成した。ポリエチレングリコールは、平均分子量が約 4,000のポリオキシエチレンジアミン(活性型PEG:化学式は前述)(日本油脂製)を使用した。

ヒトG-CSFと活性型PEGを、pH 4.5において 0.05 M の 1 - エチル - 3 - (3 - ジメチルアミノプロピル)カルボジイミドの存在下で、室温で一晩反応させた。なお、活性型PEG量は、ヒトG-CSF中の遊離カルボキシル基に対して 60 倍量を用いた。 1 M 酢酸ナトリウム (pH 4.75)を加えることにより、反応を停止し、更にチロシンの再生をするために、 0.5 M ヒドロキシアミン中で 25℃, 5 時間反応させた。生成物は、予め 10 m M 酢酸ナトリウム緩衝液(pH 5.5)で平衡化させたTSK G 3000 S W カラムを用いてゲルろ過クロクトグラフィーを行い、PEG修飾ヒトG-CSFを試薬及び未反応ヒトG-CSFから分離した。実施例 2 と同様にSDS-PAGE上にて分子量の推定を行なったところ、分子量とその分布は 27 K (70%),35 K

(20%) 及び42K (10%) であった。この反応で得られたPE G 修飾ヒトG - C S F を、以降、P E G (4000) G - C S F と いう。

実施例 5

PEG(4500)G-CSFのin vivo での薬理効果 実施例 1 で作成したPEG(4500)G-CSFについて、マウスにおける薬理効果を調べた。マウス(ICR(る);実験Iでは4週令を、実験Iでは8週令を用いた。)に試料を10㎏protein/㎏あるいは 100㎏ protein/㎏の用量で静脈内に投与後、前者は24時間後,後者は32時間後にマウスの眼窩静脈叢より採血し、自動血球計数装置(E-2000、東亜医用電子)にて白血球数を測定した。また、同時に血液塗末標本をライト染色し、自動血球分類装置(MICROX、立石電機)にて白血球分画を測定し、好中球数を求めた。その結果を、表2に示す。

PEG(4500) G-CSFとしては、(1) 活性型PEG/アミノ基が5で反応させた時の生成物(図1,C),(2) DEAEイオン交換クロマトグラフィーを用いて分画した26K画分,および(3) DEAEイオン交換クロマトグラフィーを用いて分画した高分子画分(26K:14%,34K:55%,>34K:28%を含

む)を用いた。

PEG(4500) G-CSF(1),(2),(3) では、未修飾ヒトG-CSFに比べ、好中球数が増加していた。全般的傾向として、比較的修飾率の高い試料(1),(3) において、その効果はより顕著であった。

通常、ヒトG-CSFを10㎏ prote in / ㎏の用量でマウスに投与した場合、好中球数は増加し、約6~12時間後に最大となり、その後は徐々に減少し、ほぼ30時間で正常レベルに戻る。本実験でのこの用量での採血時間(24時間)は、好中球数がもとのレベルに戻る直前の時間である。 100㎏ prote in / ㎏の用量の採血時間(32時間)の決定も同様の原理に基づいて行なわれた。従って、これらの時間でPEG(4500)G-CSF(1),(2),(3)を投与したマウスにおいて、未修飾ヒトG-CSFを投与したマウスと比べて好中球が多いことは、本試料の好中球増加作用が持続している可能性を示唆する。

なお、PEGと未修飾ヒトG-CSFを結合させずに混合しただけでは、未修飾ヒトG-CSFのみの場合と変わらなかった(データ省略)。

- 21 -

表 2 PEG 修飾ヒトG-CSF の in vivo 薬理効果

群	匹数	好中球数	ベヒクルに
		(x10 ² /μl)	対する比
а.10 <i>µg / Кд</i>			
< 実験 I >			
ベヒクル	5	5.6±1.0	1.0
コントロール G-CSF	6	9.6±1.4	1.7
PEG(4500)G-CSF(1)	6 -	20.8 ± 2.6	3.7
PEG(4500)G-CSF(2)	6	17.5 ± 3.0	3.1
< 実験 Ⅱ >			
ベヒクル	6	12.3 ± 1.7	1.0
コントロール G-CSF	6	27.1 ± 4.6	2.2
PEG(4500)G-CSF(3)	6	54.0±7.2	4.4
b. 100 μg / Kg			
< 実験 [>			
ベヒクル	. 6	6.6 ± 0.7	1.0
コントロール G-ĊSF	6	18.5 ± 2.3	2.8
PEG(4500)G-CSF(1)	6	42.9 ± 4.3	6.5
PEG(4500)G-CSF(2)	6	22.6±1.9	3 . 4

<u>実施例 6</u>

PEG(4000)G-CSFのin vivo での薬理効果

実施例4で作成したPEG(4000)G - CSFについて、マウスにおける薬理効果を調べた。マウス(ICR(含):7週令)に試料を10㎏protein/㎏の用量で静脈内に投与し、24時間後にマウスの眼窩静脈叢より採血し、実施例5と同様に好中球数を求めた。その結果を、表3に示す。カルボキシル基にポリュチレングリコールを結合させたPEG(4000)G - CSFの場合においても、未修飾ヒトG - CSFに比べ、好中球が増加していた。

表 3 PEG (4000)G-CSFのin vivo 薬理効果

群	匹 数	好中球数 (x10 ² / μℓ)	ベヒクルに対する比
10 µg / kg			
ベヒクル	6	10.9± 1.0	1.0
コントロール ヒト G-CSF	6	16.4±1.4	1.5
PEG(4000)G-CSF	6	23.3±2.5	2.1

<u>実施例 7</u>

PEG修飾ヒトG-CSFの好中球増加作用

実施例1及び実施例3で作成したPEG(4500)G-CSF及びPEG(10000) G-CSFについて、マウスにおける好中球増加作用を経時的に調べた。マウス(ICR(含);7週令)に試料を10㎏ protein/㎏の用量で静脈内に投与後、6,24,32,48及び72時間後にマウスの眼窩静脈叢より採血し、実施例5と同様に好中球数を求めた。但し、自動血球計数装置は、CC180-A(東亜医用電子)を用いた。また、PEG修飾G-CSFとしては、PEG(4500)G-CSF(活性型PEG/アミノ基を50で反応させ、DEAEイオン交換クロマトグラフィーを用いて分画した高分子画分;平均分子量60K;分子量分布:38K(20%),58K(54%),80K(27%);実施例1参照)及びPEG(10000) G-CSFを用いた。

図 2 に示したように、未修飾ヒトG-CSFでは、投与 2 4 時間後には好中球が通常レベルまで戻るのに対して、 PEG (4500) G-CSFでは 3 2 時間後, PEG (10000) G-CSFでは 4 8 時間後まで、好中球の有意な増加が認められた。

なお、実施例3で作成した(a) 分子量30KのPEG(10000)

G - C S F、及び(b) 平均分子量 51K;分子量分布:40K(58%)、66K(42%)の P E G (10000) G - C S F についてもマウスにおける好中球増加作用を調べた。マウス(I C R (ま) :8 週令)に試料を10μg protein / kgの用量で静脈内に投与し、24時間後にマウスの眼窩静脈叢より採血し、実施例 5 と同様に好中球数を求めた。その結果を表 4 に示す。

表 4 PEG (10000) G-CSFの in vivo 薬理効果

群	匹数.	好中球数 (x10 ² /雌)	ベヒクルに 対する比
ベヒクル	5	7.4± 0.6	1.0
G-CSF	5	16.4± 3.1	2.2
PEG(10000) G-CSF (a)	. 5	68.9±10.5	9.3
PEG(10000) G-CSF (b)	5	95.8± 6.4	12.9

PEG(10000) GーCSF(a),(b) でも、未修飾GーCSFに比べ、好中球数が増加していた。PEG(4500) GーCSFの場合と同様に修飾率の高い試料においてその効果はより大きかった。

実施例___8

PEG修飾ヒトG-CSFのシクロホスファミド投与マウスの 好中球減少に対する効果

実施例7で使用したものと同じPEG(4500)G一CSF及びPEG(10000)G一CSFについて、シクロホスファミド(CY)による好中球減少に対する効果を調べた。マウス(ICR(8)7週令)にCY 200g/腐を腹腔内投与(day Oとする)し、好中球減少マウスを作成した。試料10㎏ protein/㎏/日をCY投与翌日(day 1)からday 4まで1日1回,4日間尾静脈内投与し、最終投与後、6,24及び48時間後の各点で実施例5と同様に採血し好中球数を求めた。

図3に示したように、PEG修飾ヒトG-CSFにおいても、 未修飾ヒトG-CSFと同様或いはそれ以上にCY投与による 好中球減少からの回復を早める効果が認められた。特に、PE G(10000) G-CSFでは、更に好中球の顕著な増加が認めら れた。

実施例 9

実施例7で使用したものと同じPEG (10000) G - CSFについて、雌性BDF₁ マウス(7週令、日本SLC株式会社)

を用いて 5 - F U による好中球減少に対する効果を調べた。マウスに 5 - F U 200 mg / kgを静脈内投与し(day 0とする)、好中球減少マウスを作成した。試料 10 kg prote in / kg / 日を 5 - F U 投与翌日 (day 1) から day 11まで 1 日 1 回合計 11回 (P E G 1)、 day 1,3,5,7,9,11の 2 日に 1 回合計 6 回 (P E G 2) および day 1,4,7,10の 3 日に 1 回合計 4 回 (P F G 3)のスケジュールで皮下投与を行なった。対照として未修飾 G - C S F 10 kg prote in / kg / 日を day 1 から day 11まで 1 日 1 回合計 11回皮下投与した。好中球数は実施例 5 同様の方法で day 7,8,9,10,11,12,14,および 17で採血し求めた。

第4図に示したように5ーFUのみの投与では好中球の正常レベルへの回復に約14日間かかるのに対して未修飾GーCSFを投与した群では11日間、PEG1・2・3投与群では9日間であった。このようにPEG修飾GーCSFは未修飾GーCSFと比べて好中球の回復を早くし、さらにPEG修飾GーCSFの投与回数を未修飾GーCSFの投与回数より減らしても好中球減少からの回復効果はPEG修飾GーCSFのほうが上まわっていた。

実施例 10

PFG修飾ヒトG-CSFの急性毒性試験

実施例7で使用したものと同じPEG(4500)G-CSF及びPEG(10000) G-CSFについて、急性毒性試験を行なった。

雌雄のSIc:IRマウス(5週令)各6匹を1群とし、投与液量は12吨/kgとした。比較のため、ベヒクル投与群をおいた。観察については、投与日は投与後6時間まで可能な限り頻回,その後原則として14日間は毎日1回行い、一般状態の観察と生死の確認を行なった。体重の測定は、投与日、第5、8、12及び15日目に行なった。生存例は、観察期間終了後エーテル麻酔下に放血致死させ剖検した。

結果は、表 4 に示したとおり、観察期間中に死亡例はなく、 LD50値はPEG (4500)G-CSF及びPEG (10000) G-CSFいずれも雌雄とも3,000 ルタノ ルタ 以上であった。一般状態、 体重及び剖検所見でも、PEG(4500)G-CSF及びPEG (10000) G-CSF投与に関連した重篤な変化は認められず、 未修飾ヒトG-CSFと同様にその毒性は極めて弱いと考えられた。 強

スの死

		物与量	死亡数	死亡率*	L D ₅₀
体別	化 心 物	(8)/8n)	123456789101112131415(日)		(Mg / Kg)
<u> </u> -	ベヒクル	1	0000000000000000000	9/0	1
概	PEG4500-G-CSF	3,000	00000000000000000000	9/0	>3,000
	PEG10000-G-CSF	3,000	00000000000000000000	9/0	>3,000
	ベヒクル	t	00000000000000000000	9/0	1
戵	PEG4500-G-CSF	3,000	000000000000000000000	9/0	>3,000
	PEG10000-G-CSF	3,000	000000000000000000000	9/0	>3,000

2 8

死亡数/処理検体数

実施例 11

PEG修飾ヒトG-CSFの消失半減期の測定

以下に述べる各々の採血時間あたり3匹の出生後7週令のS D 系雄性ラットに、ヒトG - CSF又は実施例3で得られたP EG(10000) G-CSF 100/1/g protein/kgを、それぞれ尾静 脈より注入した。ヒトG-CSFおよびPEG(10000) G-C SFを投与してから、10分、2、4、8、24、48時間経過後、 各 個 体 毎 に 腹 大 動 脈 よ り 、 約 15 心 の 容 量 を も つ ポ リ プ ロ ピ レ ン チューブ中に約 6から 7配相当を採血し、 4℃において 18000 xg、5分間遠心することによって血清画分を採取し、この血清 試料中における活性を保持したヒトG-CSF蛋白量をマウス 骨髄細胞を用いた 3 H — thymidine 取込みを指標としたバイオ アッセイ (Ralph ら、Blood <u>68</u>, pp633-639 (1988)) によって 測定した。血清中ヒトG-CSF蛋白濃度の経時的な変化を第 5 図に示した。さらに、その測定値よりヒトG-CSFおよび PEG(10000) G-CSFの消失半減期を算出したところ、そ れぞれ、1.79時間および7.05時間であった。また、ヒトG-C S F および P E G (10000) G - C S F の 血清 中 濃 度 - 時 間 曲 線 下面積 (AUC) を算出したところ、それぞれ、 2000 ng蛋白

・時間/ w および 16195ng蛋白・時間/ w であった。

以上のことから明らかなように、本発明のPEG修飾ヒトG - CSFは、ヒトG - CSFに比べ体内からの消失が抑制されていることがわかる。

[産業上の利用可能性]

本発明が提供するポリエチレングリコール修飾ヒトG-CS Fは、未修飾ヒトG-CSFと比較して、薬効(好中球の増加 作用)がより長く持続することにより、生体内投与の際に、よ り少量でのより少ない回数の投与が可能となり、ヒトG-CS Fを用いる治療に一層貢献し得ることが期待される。 - 31 -

請求の範囲

(1) 実質的に以下のアミノ酸配列を有し、外来性DNA配列の宿主細胞による発現産物であることを特徴とするポリペプチドにポリエチレングリコールを結合してなる化学修飾蛋白質。

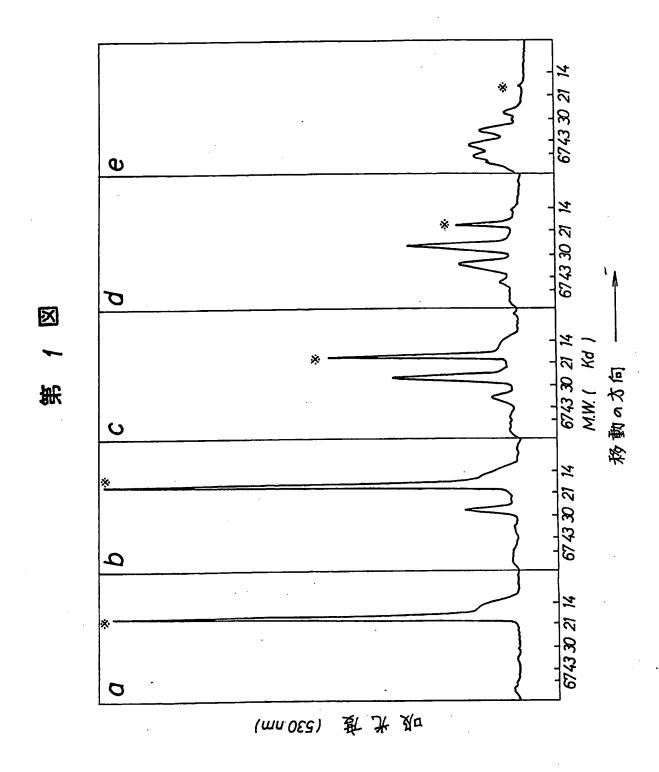
(Met)n

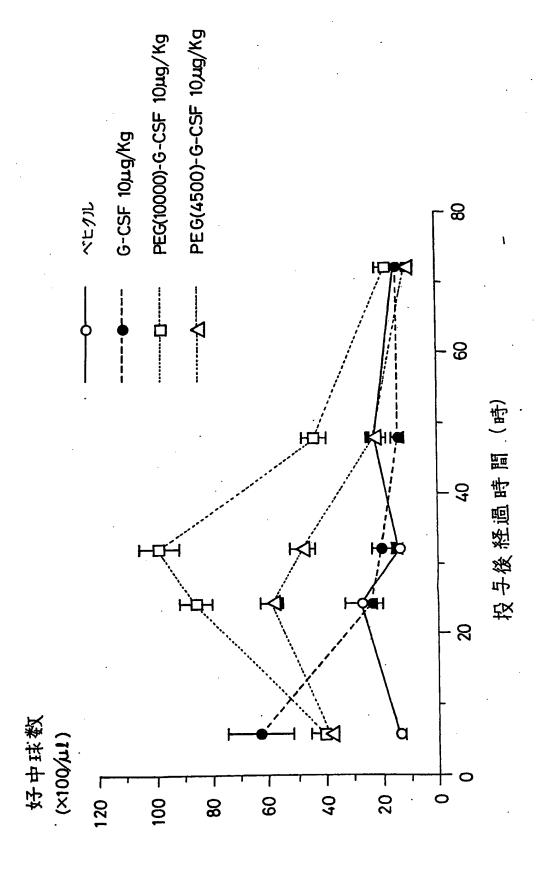
Thr Pro Leu Gly Pro Ala Ser Ser Leu Pro Gln Ser Phe Leu Leu Lys Cys Leu Glu Gln Val Arg Lys Ile Gln Gly Asp Gly Ala Ala Leu Gln Glu Lys Leu Cys Ala Thr Tyr Lys Leu Cys His Pro Glu Glu Leu Val Leu Leu Gly His Ser Leu Gly Ile Pro Trp Ala Pro Leu Ser Ser Cys Pro Ser Gln Ala Leu Gln Leu Ala Gly Cys Leu Ser Gln Leu His Ser Gly Leu Phe Leu Tyr Gln Gly Leu Leu Gly Pro Thr Leu Asp Thr Leu Gln Leu Asp Val Ala Asp Phe Ala Thr Thr Ile Trp Gln Gln Met Glu Glu Leu Gln Leu Gln Pro Thr Gln Gly Ala Met Pro Ala Phe Ala Ser Ala

Phe Gln Arg Arg Ala Gly Gly Val Leu Val Ala Ser His Leu Gln Ser Phe Leu Glu Val Ser Tyr Arg Val Leu Arg His Leu Ala Gln Pro

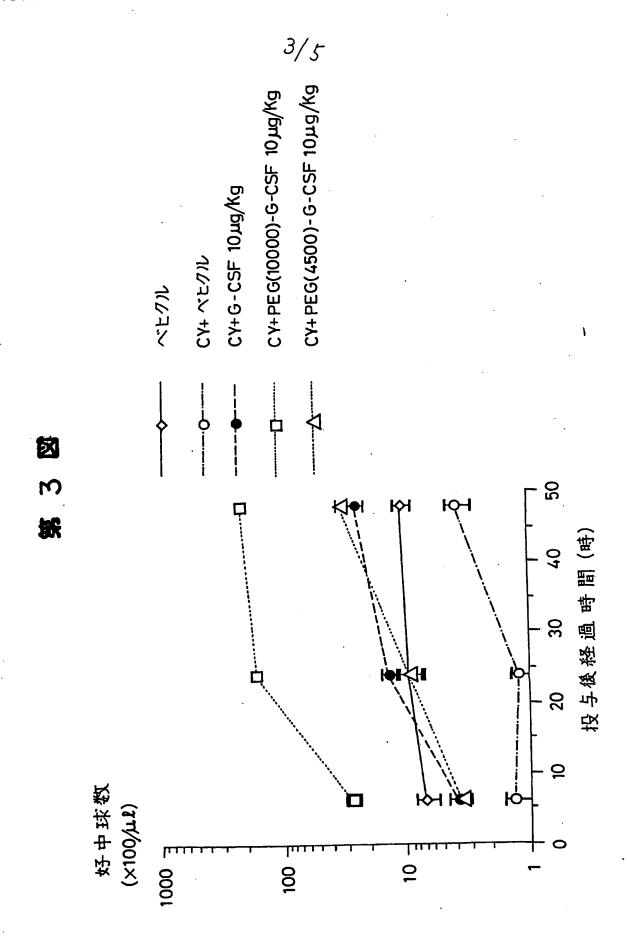
(n=0又は1)

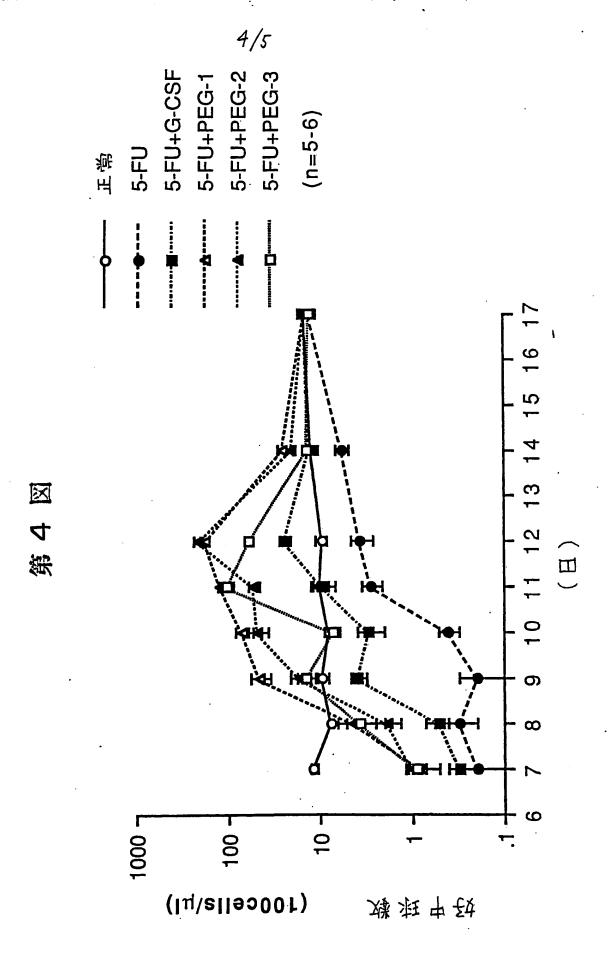
- ② ポリエチレングリコールが、ポリペプチドのアミノ酸のアミノ基を介して結合する請求の範囲第1項に記載の化学修飾蛋¹ 白質。
- (3) ポリエチレングリコールが、ポリペプチドのアミノ酸のカルボキシル基を介して結合する請求の範囲第1項に記載の化学 修飾蛋白質。





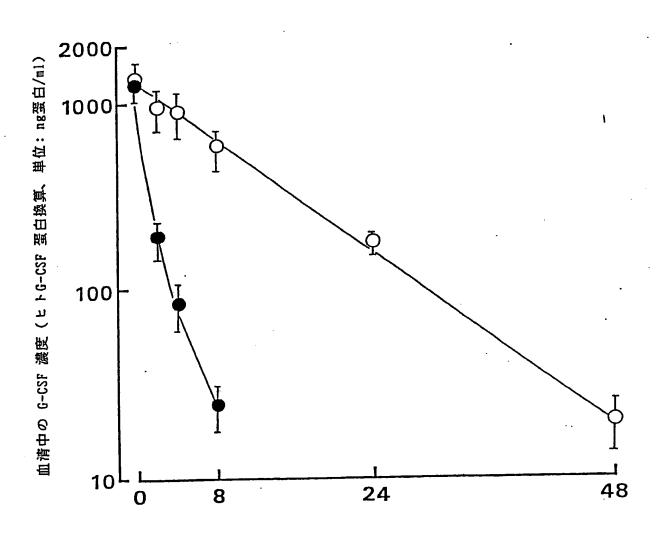
図といる。





5/5

第 5 図



経過時間(単位:時間)

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No PCT/JP89/01292

I. CLASSIF	FICATIO	N OF SUBJECT MAT	TER (if several classi	fication symbols apply, indicate all) 4							
According to	o Internati	onal Patent Classification	on (IPC) or to both Nati	ional Classification and IPC							
	Int.	c1 ⁵ co	07K13/00, 3	3/08, A61K37/02							
II. FIELDS											
			Minimum Documer	ntation Searched 7							
Classification	System			Classification Symbols							
IPC		C07K13/00	, 15/06, 3/	/08, 15/12, A61K37/0)2						
				than Minimum Documentation s are included in the Fields Searched							
III. DOCUM	· ·										
Category • \				propriate, of the relevant passages 12	Relevant to Claim No. 13						
P		A, 1-31640			1 - 2						
x	1 - 3										
	Industries, Ltd.), 18 January 1988 (18. 01. 88), Pages 2 to 5 & EP, A, 236987 JP, A, 57-192435 (Toyobo Co., Ltd.), 1 - 3										
х	JP, 26 N Page	1 - 3									
				"T" later document published after ti	he international filing date or						
"A" docum	considered to be of particular relevance										
filing of the filling	date nent whic	th may throw doubts o	on priority claim(s) or	inventive step	· the claimed invention cannot						
citatio "O" docum	on or other ment refer	r special reason (as spe ring to an oral disclosu	ecified)	be considered to involve an inver is combined with one or more combination being obvious to a p	other such occuments, such person skilled in the art						
"Р" фосил		shed prior to the international date claimed	ational filing date but	"&" document member of the same p	atent family						
IV. CERTIF	TICATIO	N									
Date of the	Actual Co	impletion of the Internal	tional Search	Date of Mailing of this International S	iearch Report						
Marc	h 6,	1990 (06.	03. 90)	March 19, 1990 ((19. 03. 90)						
International	Searchin	g Authority		Signature of Authorized Officer							
Japan	nese	Patent Off	ice								

Form PCT/ISA/210 (second sheet) (January 1985)

I. 発明	の属するタ																
国際特許	分類 (IPC)	Int	CL		•												
		CO	7 K 1	3/0	0.	3/0	8.	A 6	1 K	3 7	/ 0 :	2					
11. 国際	(関査を行っ	た分野															_
/\ #7	H 77		調査	t を	<u> </u>	っ t	を最高	<u>·</u>	限	資	料						
分類	14 米					्रा १	34 6E	<u> </u>									
IP	c	Co	7 K 1	3/0	0.	15/	/ 06	. 3	/0	8.	15,	/12					
1.5			1 K 3			•		•	-								
			最小	、限資	科以夕	トの資料	斗 で:額	査を	行っ	たもの	D						
						· · · · · ·											
111. 関道	直する技術に	て関する	大献			 -											\dashv
引用文献の カテゴリー ※	1	文献名 2		8の簡月	が関連	連すると	きは、	その	関連:	トる箇	所の製	表示	8	東の	範囲	 の∤	手号
												· · · · · ·	+	1	;	,	
P JP, A, 1-316400(協和醱酵工業株式会社), 21, 12月, 1989(21, 12, 89),												•	•				
第2頁-第4頁&EP, A, 335423																	
& AU, A, 8932341																	
x	JP.	A. 63	1 — 1	080	0 (武田	楽品	工業	株式	会?	社)	•		1	_ ;	3	
18. 1月. 1988(18. 01. 88),											1						
	第2頁-第5頁& EP, A, 236987 X JP, A, 57-192435(東洋紡績株式会社), 1-3											1					
х	J.P.	A. 5 7	7-1	924	135	(東	羊紡	暗株	式套	社),			1-3			
A	26.	11月.	19	82(26	. 11	. 8	2)	•		٠						
	第2頁	一第:	頁(ファ	. E 1)	リーな	し)										
	,																
					,												
	***												<u> </u>			<u> </u>	- 111
1	【献のカテ: .関連のある		:く.一般	的技術》	水準を表	示すもの	[T]					後に公式					
	文献ではあ 権主張に疑						Γv		めに引 関連の			って、	当該了	対の物で	みで	発明(の新
若し	くは他の特							規性	又は進	歩性が	ないと	考えら	れる	50			- 1
,	組を付 <mark>す)</mark> による開示	. 使用 🗉	示答に	食及せる	5文針		[Y]	特に	関連の との.	ある文 当業者	献でを にとっ	って、 て自明	当該ス である	て献と 5組合	他の せに	I以 よっ	上の て進
「P」国際	出願日前で	、かつ優先				5出願の	r	歩性	がない	と考え	られる	60					
	後に公表さ							n]	ハ ア ソ	トンァ	· y -	-の文献 					
IV. IZ	<u>_</u>	Œ					(53 Mr	畑木包	ときの多	4.24.0						_	
四際調査を	:完了した日 0 6	. 03	. 90)			四班	网篮帮	スロック			19	.0	3.90	C		
园诗·明·宋·峰				-			### 103	のある	. 13日				\exists	Н	R	3 1	- R
国際調査機		 -	.				'						_		0		<u> </u>
	本国特	許 庁 (·	ISA/J	P)			符	干厅	審査	B	前	田		憲	Ē	*	6
<u> </u>							1			<u>,,</u>							